寄主植物对棉蚜羧酸酯酶活性的影响

高 希 武

(北京农业大学植保系,北京 100094)

摘要 不同棉花品种对棉虾 Aphis gossypii Glov. 羧酸酯酶活性具有明显的影响,在试验的 7 个棉花品种中,取食中棉 12 叶片的棉蚜 α -乙酸萘酯 $(\alpha$ -NA) 羧酸酯酶活性最高(2.47 微摩尔/塔克蛋白质分钟),是取食泾阳鸡脚棉种蒜的 5.74 倍。 β -乙酸萘酯(β -NA) 羧酸酯酶活性以取食方孢双无的棉蚜最高(3.41 微摩尔/塔克蛋白质分钟),是取食 BR-S-10 棉蚜的 4.49 倍。在取食方孢双无叶片的棉蚜中,羧酸酯酶活性大于 2.5(微摩尔/塔克蛋白质分钟)的个体占 28.3%(α -NA)和 67.1%(β -NA),而在取食 BR-S-10 的种群中仅占 2.6%(α -NA)和 1.3% (β -NA)。 取食中棉 12 的棉蚜对 β -NA 与 α -NA 活性的比值为 0.79,而取食其它棉花品种的种群 β -NA 与 α -NA 活性比值均大于 1。用中棉 12 饲养的棉蚜对 α -NA 和 β -NA 活性均低于种群平均值的个体(CE1 型)占 26%;均高于平均值的个体(CE2 型)占 19%;对 α -NA 活性离于平均值,对 β -NA 活性低于平均值的个体(CE3 型)占 31%;对 α -NA 活性低于平均值,对 β -NA 活性低于平均值的个体(CE3 型)占 31%;对 α -NA 活性低于平均值,对 β -NA 活性高于平均值的个体(CE4 型)占 24%。取食其它 6 个棉花品种的棉蚜中,CE1 和 CE2 型的比例分别为 49.4—64.0%和 23.4—47.2%,明显高于取食中棉 12 的种群,而 CE3 和 CE4 型个体仅占 0—7.6% 和 3.4—10.4%,明显低于取食中棉 12 的种群。说明寄主植物对棉蚜羧酸酯酶的最和质均有影响。

关键词 棉蚜 寄主植物品种 羧酸酯酶

在植物中存在各种有防卫作用的次生性代谢产物,它们影响昆虫的取食行为和对食物的利用,是昆虫与植物相互作用中的重要化学因素。昆虫对某些有毒害作用的成分发展了解毒、避毒、贮毒等的适应方式(钦俊德,1987)。许多植物次生性物质能够对昆虫的解毒酶系统产生诱导作用(Abd-Elghafar等,1989)。当昆虫取食不同寄主植物时,其解毒酶系统也会产生明显的改变(包括酶的诱导作用)(Riskallah等,1986a)。现在认为,解毒酶系的改变是昆虫取食适应性的最重要形式之一(Lindroth,1989a),而羧酸酯酶是昆虫体内重要的解毒酶系(张宗炳,1987),也是棉蚜 Aphis gossypii Glcv. 对拟除虫菊酯的抗性机制之一(郑炳宗等,1988)。寄主植物对棉蚜羧酸酯酶的影响目前还未见报道,为此作者研究了不同棉花品种对棉蚜羧酸酯酶活性的影响。

材料与方法

一、棉花品种及蚜虫饲养 将木槿上棉蚜分别接种在温室中栽培的以下棉花品种上,中棉 12、BPA68、BR-S-10、PRA51、无毒 151、方渑双无和泾阳鸡脚棉(棉花的生育期为苗期)。两天后去掉接种的蚜虫,待若虫变成无翅成蚜并且产生后代后,将这批成蚜取下放入-30℃ 冰箱中保存,用于测定。

二、单头蚜虫羧酸酯酶活性测定 参照郑炳宗等(1988)方法。 取 1 头蚜虫加 1ml 级

本文于1990年11月收到。

冲液(pH7.0,0.04mol/L)匀浆。取 0.1ml 匀浆液加 0.9ml 缓冲液,3.6mlα-乙酸萘酯(α -NA)或 β -乙酸萘酯(β -NA)(3 × 10⁻⁴mol/L, 含 10⁻⁴mol/L 硫酸毒扁豆碱),在 30°C 反应 15分钟后,加人 1ml DBLS 试剂(1%固蓝 B与 5%十二烷基硫酸钠以 2 比 5 混合),经过 15分钟后,在 600nm(α -NA)或 555nm(β -NA)波长测定光吸收值,每个处理测定 50—100头。

结果与分析

一、不同棉花品种对棉蚜 α-NA 羧酸酯酶活性的影响

取食不同棉花品种叶片的棉蚜种群之间, α -NA 羧酸酯酶活性明显不同,以取食中棉 12 的棉蚜羧酸酯酶活性最高(2.47 μ mol/mg 蛋白质分钟),取食泾阳鸡脚棉的棉蚜活性最低(0.43),二者相差 5.74 倍。 在测定的 7 个棉花品种中, α -NA 羧酸酯酶活性除了泾阳鸡脚棉和 BR-S-10,BPA68 和 PRA51 以及无毒 151 和方渑双无之间没有显著差异(P < 0.05)外,其它品种间均达到了显著或极显著(P < 0.01)差异(表 1)。

棉花品种	测定次数(n)	α-NA 羧酸酯酶活性	Duncan 显著性测定		LL /dr #
		[(µmol/mg蛋白质·分钟)	0.05	0.01	一 比值*
咨 附约脚出	65	0.43-1-0.43	a	A	1
ER-S-10	76	0.46+0.54	a	A	1.07
BPA68	51	0.80±0.65	ь	AB	1.86
PRA51	90	0.96±0.82	b	В	2.23
光幕 151	77	1.97土1.51	c	С	4.58
方渑双无	88	1.99±1.11	c	С	4.63
中棉 12	100	2.47±1.67	d	D	5.74

衰1 棉花品种对棉蚜 α-NA 羧酸酯酶活性的影响

图 1 显示出棉花品种对 α -NA 羧酸酯酶活性分布的影响,图中将羧酸酯酶活性 分成 0-0.5、0.5-1.0、 \cdots 、4.5-5和>5(μ mol/mg 蛋白质分钟) 11 段,计算取食各棉花品种叶片的棉蚜中不同个体羧酸酯酶活性在各段的分布。用泾阳鸡脚棉、BR-S-10、BPA68和 PRA51棉花叶片饲养的棉蚜种群,大部分个体分布在 α -NA 羧酸酯酶活性 2.5以下,大于 2.5的个体所占的比例仅为 1.5、2.6、2.0 和 4.4%,而在取食方渑双无、无毒 151和中棉 12的棉蚜中,这类个体的比例分别为 28.3、28.6 和 45%,分别是取食泾阳鸡脚棉的 18.9、19.1和 30.0 倍(表 3)。

二、棉花品种对棉蚜 8-NA 羧酸酯酶活性的影响

取食不同棉花品种的棉蚜 β -NA 羧酸酯酶活性和 α -NA 羧酸酯酶活性一样,也具有显著的差异。但是,有两点与 α -NA 羧酸酯酶不同,第一是用中棉 12 叶片饲喂的棉蚜 β -NA 皮酸酯酶活性与 PRA51 上的棉蚜无显著差异,明显低于取食无毒 151 和方渑 双无的棉蚜(表 2),而 α -NA 羧酸酯酶活性恰好相反。第二是取食 BPA68 和 PRA51 以及无毒 151 和方渑双无棉花的棉蚜之间, β -NA 羧酸酯酶活性具有显著不同(表 2),而 α -NA 羧酸酯酶活性则没有显著差异。 说明棉花品种也影响到了棉蚜羧酸酯酶对底物的 专一

^{*} 以证阳鸡脚棉为1进行比较。

性。

棉花品种对 β-NA 羧酸酯酶活性在棉蚜种群中分布的影响(图 2)与上述结果是一致

的。 用 BR-S-10 和泾阳鸡脚棉饲喂的棉蚜中,大部分个体在 β-NA 羧酸酯酶活性 2.5 以下,取食方混双无的棉蚜大部分个体在 2.5 以上,其它棉花品种的影响介于它们之间(图 2)。

在取食 BR-S-10 和泾阳 鸡脚棉的棉蚜中,仅有 1.3 和 3.0%的个体 β -NA 羧酸酯酶活性 大于 2.5,而取食方澠双无叶片的棉蚜中有67.1%的个体 β -NA 羧酸酯酶大于2.5,是取食 BR-S-10 种群的51.6倍。在取食 BPA68、PRA51、中棉12 和无毒151 的棉蚜中,大于 2.5的个体比例分别是 取食 BR-S-10的12.1、14.5、18.5 和 28.0 倍(表3)。

三、棉花品种对棉蚜羧酸 酯 酶 底物 (α -NA 和 β -NA) 专一性的 影响

棉蚜羧酸酯酶对 β -NA 和 α -NA 活性的比值表明了其对底物的 水解性质,在取食中棉 12 叶片的棉 蚜中,比值为 0.79,说明该棉蚜种群 水解 α -NA 的能力大于 β -NA,而

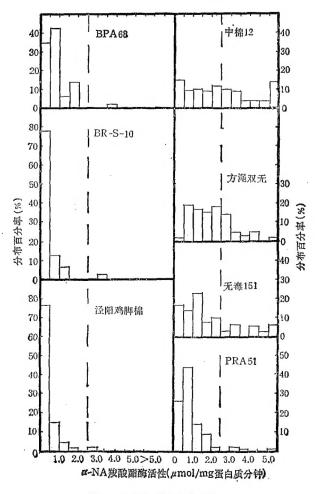


图 1 α-NA 羧酸酯酶分布

在取食泾阳鸡脚棉的棉蚜中,比值为 1.93,说明对 α -NA 的水解能力小于 β -NA。取食其 α -NA 羧酸酯酶活性影响

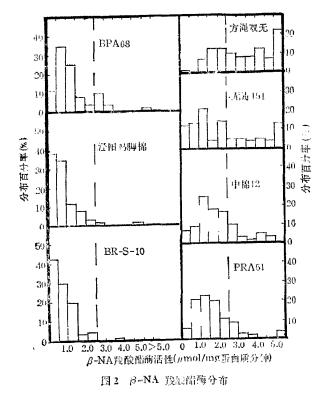
棉花品种	神 測定次数(n) β-NA 羧酸酯酶活性 (μmol/mg 蛋白质・分)	β-NA 羧酸酯酶活性	Duncan 显著性测定		比位*
		0.05	0.01		
BR-S-10	76	0.76±0.63	a	A	1
泾阳鸡脚棉	65	0.83±0.76	a	.A.	1.09
BPA68	51	1.34±0.98	b	В	1.76
PRA51	90	1.73±1.11	С	BC	2.28
中棉 12	100	1.95±1.13	c	CD	2.57
无谢 151	77 .	2.32±1.67	ď	D	3.05
方渑双无	88	3.41±1.40 .	c	E	4.49

* 以 BR-S-10 为 1 进行比较。

棉花品种	试验虫数 (n)	棉蚜种群中羧酸酯酶活性大于 2.5 的个体比例*				
		α-NA	倍数**	β-NA	倍数***	
BR-S-10	76	2.6%	1.73	1.3%	1	
泾阳鸣卿 锦	65	1.5%	1	3.0%	2.31	
BPA68	51	2.0%	1.33	15.7%	12.08	
PRA51	90	4.4%	2.93	18.8%	14.46	
中棉 12	100	45%	30.00	24%	18.46	
无毒 151	77	28.6%	19.07	36.4%	28.00	
方渑双无	88	28.3%	18.87	67.1%	51.62	

表 3 在棉蚜种群中羧酸酯酶活性大于 2.5 的个体比例

它5个棉花品种的棉蚜比值为1.18-1.93(表 4)。



按照单个蚜虫体内羧酸酯酶对 α -NA 和 β -NA 的水解能力,将棉 蚜种群的个体分成四种类型(即代 表四种类型的羧酸酯酶),对 ~~NA 和 B-NA 水解能力均低下种 群 中 羧酸酯酶活性 平均值的个体 为 CEI 型;高干平均值的个体为 CE2 型; 对 α-NA 水解能力高干平均值, 对 β -NA 水解能力低于平均值的个体 为 CE3 型;对 α -NA 的活性低于平 均值,而对 β -NA 活性高于平均值 的个体为 CE4 型。 在试验 的 7 个 棉花品种中,取食中棉12的棉蚜与 取食其它6个品种的棉织有明显的 差异, 前者 CE3 和 CE4 型分 别 占 31%和24%,后者CE3和CE4型 分别占 0-7.6%和 3.4-10.4%,而 CE1 和 CE2 型的比例高于取食中棉 12 的棉蚜。 用中棉 12 饲养的棉蚜

中,这4种类型的比例分别为26、19、31和24%,相差不大。而取食其它棉花品种的棉蚜则以CE1和CE2型为上,分别占种群的49.4—64.0%和23.4—47.2%(表4),CE1加CE2的比例,取食中棉12的棉蚜为45%,其它为84.4—96.6%。这可能与中棉12是多年的栽培品种有关。

讨 论

羧酸酯酶是昆虫体内对外源性物质的解毒酶系之一(张宗炳,1987),上述结果显示出寄主植物对棉蚜羧酸酯酶活性具有显著的影响。在虎凤蝶 Papilio glaucus glaucus (Lin-

^{*} 活性单位 µmol/mg 蛋白质分钟。 ** 以泾阳鸡脚棉为1作为标准; *** 以 BR-S-10 为1作标准。

enett Elste	活性比值* β-NA/α-NA	羧酸酯酶类型比例(%)**				
棉花品种		CE1	CE2	CE3	CE4	
中棉 12	0.79	26	19	31	24	
无毒 151	1.18	57.1	33.8	5.2	3.9	
BR-S-10	1.65	61.0	23.4	5.2	10.4	
方渑双无	1.71	49.4	47.2	0 .	3.4	
BPA68	1.74	64.0	32.0	. 0	4.0	
PRA51	1.80	58.7	30,4	2.2	8.7	
泾阳鸡脚棉	1.93	56.1	30.3	7.6	6.1	

表 4 不同棉蚜种群中 4 种类型羧酸酯酶的比例

droth, 1989b)、舞毒峨 Lymantria dispar (Kapin 和 Ahmad, 1980)、月形天蚕峨 Actias luna (Lindroth, 1989a) 以及其它蚜虫 (Mullin, 1986) 中都发现了寄主植物可以改变虫体中羧酸酯酶的活性。许多植物次生性物质能够诱导昆虫体内的解毒酶系(Brattsten 等,1977; Yu, 1983), 这些酶系除了降解植物次生性代谢物质外,也与杀虫药剂的降解有关 (Brattsten 等,1986)。植食性昆虫对植物次生性代谢物质的反应能力对其决定寄主谱起着重要作用 (Dowd 等, 1983)。

在试验的 7 个棉花品种中,取食中棉 12 (栽培品种)的棉蚜种群,其羧酸酯酶活性与取食其它 6 个棉花品种的棉蚜明显不同,最大相差近 6 倍,与寄主植物对虎凤蝶 α -NA 羧酸酯酶活性的影响是类似的 (Lindroth, 1989b)。 取食中棉 12 的棉蚜,其 β -NA/ α -NA 比值以及 CE3 或 CE4 型的比例与取食其它 6 个棉花品种的棉蚜明显不同,说明寄主植物除了可以改变羧酸酯酶的量以外,也可以改变羧酸酯酶的性质。寄主植物对解毒酶系统这种量和质的诱导变异可能与植物体内次生性代谢物质的种类以及虫体的营养状态有关 (Lindroth, 1989b; Riskallah 等,1986b)。

羧酸酯酶是棉蚜对拟除虫菊酯和某些有机磷杀虫剂产生抗性的机制之一(郑炳宗等, 1988、1989),因此寄主植物对棉蚜羧酸酯酶的影响也会影响到棉蚜对杀虫剂的敏感性,这点在迁徙蚱蜢 Melanoplus sanguinipes 和美洲烟夜蛾 Heliothis virescens 与寄主植物相互关系的研究中已经得到了证明 (Abd-Elghafar 等, 1989; Hinks 和 Spurr, 1989)。

参 考 文 献

钦俊德 1987 昆虫与植物的关系——论昆虫与植物相互作用及其演化。科学出版社。

张宗炳 1987 杀虫药剂的分子湿理学。农业出版社。

郑炳宗等 1988 北京及河北北部地区瓜-棉蚜对拟除虫菊酯抗性初步研究。植物保护学报 15:55—61。

郑炳宗等 1989 瓜-柿蚜对有机磷抗性机制研究。植物保护学报 16: 131—138。

Abd-Elghafar, S. F. et al. 1989 In vivo penetration and metabolison of methyl parathion in larvae of the tobacco budworm, Heliothis virescens (F.) fed different host plants. Pestic. Biochem. Physiol. 33: 49-56.

Brattsten, L. B. 1986 Insecticide resistance, challenge to pest management and basic research. Science 231: 1255—60.

Brattsten, L. B. et al. 1977 Herbivore-plant interactions: mixed-function oxidases and secondary plant substances.

Science 196: 1349-52.

Dowd, P. F. et al. 1983 Influence of soybeen leaf extracts on ester cleavage in cabbage and soybeen loopers (Lepidoptera: Noctuidae). J. Econ. Entomol. 76: 700-3.

^{*} 指棉蚜羧酸酯酶对 β-NA 和 α-NA 的平均活性比值。

- Hinks, C. F. & D. T. Spurr 1989 Effect of food plants on the susceptibility of the migratory grasshopper (Orthoptera: Acrididae) to deltamethrin and dimethoate. J. Econ. Entomol. 82: 721-6.
- Lindroth, R. L. 1989a Host plant alteration of detoxication activity in Papilio glaucus glaucus. Entomol. Exp. appl. 50: 29-35.
- Lindroth, R. L. 1989b Chemical ecology of the luna moth: effects of host plant on detoxification enzyme activity.
 J. Chem. Ecol. 15: 2019-29.
- Muilin, C. A. 1986 Molecular Aspects of Inscor-Plant Associations, Picnum Press, New York, p 346.
- Riskallah, M. R. et al. 1986a Host plant induction of microsomal monocygenase activity in relation to diazinon metabolism and toxicity in larvae of the tobacco budworm Heliothis virescens (F.). Pestic. Biochem. Physiol. 25: 233-47.
- Riskallah, M. R. et al. 1986b Nutritional effects on the induction of cytochrome P-450 and glutathione transferase in larvae of the tobacco budworm, Heliothis virescens (F.) Insect Biochem. 16: 491-9.
- Yu, S. J. 1983 Age variation in insecticide susceptibility and detoxification capacity of fall armyworm (Lepidoptera: Noctuidae) larvae. J. Econ. Entomol. 76: 219—22.

EFFECTS OF HOST PLANT ON CARBOXYLESTERASE ACTIVITY IN COTTON APHID APHIS GOSSYPII GLOV.

GAO XI-WU

(Department of Plant Protection, Beijing Agricultural Ulversity, Beijing 100004)

Experiments have shown that carboxylesterase activity of the cotton aphid, Aphis gossypii Glov., varied with the varieties of its host plant. In the 7 cotton varieties tested, the esterase activity of aphids feeding on Chinese cotton 12 was the highest, as revealed in the hydrolysis tests. with α-naphthyl acetate (α-NA) by individual aphid homogenate according to the method of Zheng (1989). It was approximately 6 times that of the aphids feeding on Jingyang Chicken Feet cotron. The esterase acrivity of the aphids feeding on Fangying Shuangwu cotton was the highest as shown in the hydrolysis tests with β-NA, about 5 times that of the aphids feeding on BR-S-10 cotton. In the aphids feeding on Fangying Shuangwu cotton, the proportion of individuals whose esterase activity exceeded 2.5μm/mg protein-minute was 28.3% with α-NA and 67.1% with β-NA, but in the aphids feeding on BR-S-10 cotton, only 2.6% with α-NA and 1.3% with β -NA. The ratio of esterase activities with α -NA and β -NA in the aphids feeding Chinese cotton 12 was 0.79, but the ratios in the aphids feeding on other 6 cotton varieties were over 1.0. The percentage of individuals whose α-NA and β-NA esterase activities were all less than the average of esterase activity was 26% in the aphids feeding on Chinese cotton 12, but 49---64% in the aphids feeding on other cotton varieties. The percentage of individuals whose α-NA and β-NA esterase activities were above the average was 19% in the aphids feeding Chinese cotton 12 and 23-47% in the other groups. The proportions of individuals whose α -NA esterase activity was over the average, but β-NA esterase activity below the average, and whose α-INA esterase activity below the average but β-NA esterase over the average were 31% and 24% in aphids feeding on Chinese cotton 12, but only 0-76% and 3.4-10.4% in the aphids feeding on other cotton varieties, respectively. All these data suggest that host plant varieties affected the carboxylesterase activity in cotton aphids.

Key words Aphis gossypii—host plant variety—carboxylesterase